

## PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11)Publication number : 07-316195

(43)Date of publication of application : 05.12.1995

(51)Int.Cl.

C07K 14/47

A61K 38/00

A61K 38/00

A61K 38/00

(21)Application number : 06-133984

(71)Applicant : NIPPON KAYAKU CO LTD

(22)Date of filing : 25.05.1994

(72)Inventor : YANAIHARA NOBORU

YAMAGUCHI KEN

TANAKA RIE

OKADA MINEAKI

YOKUMOTO HISAO

SAINO TETSUYUKI

(54) NEW PTHRP-RELATED PEPTIDE AND USE THEREOF

(57)Abstract:

PURPOSE: To obtain a new PTHrP-related peptide useful as an antagonist for PTH, etc., and a metabolic regulator for calcium.

CONSTITUTION: A new polypeptide [desamino-Leu8, Asn10, Leu11, D-Phe(F)12]hPTHrP(8-34)NH2 having activity for antagonizing physiological action of a polypeptide having PTH or PTHrP or PTH activity or PTHrP activity but not PTHrP activity or its pharmaceutically permissible salt. An antagonist for PTH, a metabolic regulator for calcium and a therapeutic agent for hypercalcemia, osteoporosis, hyperparathyroidism, chronic renal failure following hyperPTHemia or osseous lesion following hyperPTHrPemia comprise it as an active ingredient.

## LEGAL STATUS

[Date of request for examination]

[Date of sending the examiner's decision of rejection]

[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted registration]

[Date of final disposal for application]

[Patent number]

[Date of registration]

[Number of appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]

[Date of extinction of right]



(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公開特許公報 (A)

(11) 特許出願公開番号

特開平7-316195

(43) 公開日 平成7年(1995)12月5日

(51) Int.Cl. <sup>6</sup>	識別記号	庁内整理番号	F I	技術表示箇所
C 0 7 K 14/47		8318-4H		
A 6 1 K 38/00	ACV			
	ADF			
		A 6 1 K 37/ 02	ACV	
			ADF	
	審査請求	未請求	請求項の数 9	FD (全 9 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願平6-133984

(22) 出願日 平成6年(1994)5月25日

(71) 出願人 000004086

日本化薬株式会社

東京都千代田区富士見1丁目11番2号

(72) 発明者 矢内原 昇

静岡県静岡市北403-22

(72) 発明者 山口 建

東京都渋谷区桜丘町11-11-301

(72) 発明者 田中 理恵

千葉県佐倉市千成3-27-5

(72) 発明者 岡田 峯明

東京都北区志茂3-33-5

(72) 発明者 浴本 久雄

東京都北区志茂2-11-1-803

最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 新規なPTHrP関連ペプチド及びその用途

(57) 【要約】

【目的】 PTH等の拮抗薬及びカルシウム代謝調節剤として有用であり、高カルシウム血症、骨粗鬆症、副甲状腺機能亢進症、高PTH血症に伴う慢性腎不全及び高PTHrP血症に伴う骨病変等のカルシウム代謝異常を伴う病態の治療に効果のある新規なPTHrP関連ペプチドを提供すること。

【構成】 PTHrP活性を有さず、PTH又はPTHrP又はPTHあるいはPTHrP活性を有するポリペプチドの生理学的作用に拮抗する活性を有する新規ポリペプチドアミド[desamino-Leu<sup>8</sup>,Asn<sup>10</sup>,Leu<sup>11</sup>,D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>又はその薬理学的に許容される塩、及び、これを有効成分とするPTH等の拮抗薬、カルシウム代謝調節剤及び高カルシウム血症、骨粗鬆症、副甲状腺機能亢進症、高PTH血症に伴う慢性腎不全又は高PTHrP血症に伴う骨病変の治療剤。

## 【特許請求の範囲】

【請求項1】新規ポリペプチドアミド〔desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>〕hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>又はその薬理学的に許容される塩。

【請求項2】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とするPTH又はPTH様活性を有するポリペプチドの拮抗薬。

【請求項3】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とするカルシウム代謝調節剤。

【請求項4】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高カルシウム血症治療剤。

【請求項5】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする骨粗鬆症治療剤。

【請求項6】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする副甲状腺機能亢進症治療剤。

【請求項7】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高PTH血症に伴う慢性腎不全治療剤。

【請求項8】請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高PTHrP血症に伴う骨病変治療剤。

【請求項9】有効量の請求項1記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩及び薬理学的に許容される担体からなる医薬組成物。

## 【発明の詳細な説明】

## 【0001】

【産業上の利用分野】本発明は、高カルシウム血症、骨粗鬆症及び副甲状腺機能亢進症等に対して効果を示し、医薬品として有用な新規なPTHrP関連ペプチド及びそのPTH等の拮抗薬、カルシウム代謝調節剤としての用途に関する。

## 【0002】

【従来の技術】血液中のカルシウム代謝調節因子には主に副甲状腺ホルモン(Parathyroid Hormone, PTH)、カルシトニン、ビタミンD等があるが、最近PTHと類似した作用を持つペプチド、副甲状腺ホルモン関連ペプチド(Parathyroid Hormone-related Protein, PTHrP)が発見され、その構造も明らかとなった〔スバ(Suva)ら、サイエンス(Science)第237巻、893(1987)〕。ヒトPTHrP(hPTHrP)は141個のアミノ酸より成るポリペプチドで、そのPTHと類似した生物活性、即ち血中カルシウム濃度の上昇、骨吸収促進、血中リン濃度低下、尿中カルシウム濃度の低下、尿中cAMPの増加、腎臓でのビタミンDの1位水酸化酵素の活性化などを有することが最近報告された〔ホリウチら、サイエンス(Science)第238巻、1988; ケンプ(Kemp)ら、サイエンス(Science)第238巻、1

988〕。

【0003】PTHのアミノ末端及びカルボキシル末端を欠くフラグメント〔PTH(3-34)、PTH(7-34)やその誘導体〕はPTHの作用を抑制することが知られているが、PTHrPはアミノ末端側の一部の構造がPTHと類似しており、PTH同様アミノ末端側の数残基を欠損するフラグメント(PTHrP(3-34))はPTHの作用を抑制することが報告されている〔ラバニ(Rabbani)ら、アメリカ骨代謝学会発表、1988〕。

【0004】現在、血液中のカルシウム代謝調節剤としては、カルシトニン関連ペプチドをはじめ様々な薬剤があるが、その効果は一過性のものであり有効率も低いと言われている。これは、PTHあるいはPTHrPのレセプターを介さない部分でこれらの薬剤が作用している為であり、従って、その効果にも限界があると考えられる。

## 【0005】

【発明が解決しようとする課題】本発明は高カルシウム血症、骨粗鬆症、副甲状腺機能亢進症、高PTH血症に伴う慢性腎不全及び高PTHrP血症に伴う骨病変等のカルシウム代謝異常を伴う病態を治療できる新規なPTHrP関連ペプチドを提供することである。

## 【0006】

【課題を解決するための手段】本発明者らは、鋭意研究の結果、ヒトPTHrP活性を有さないが、ヒトPTHあるいはヒトPTHrPが結合する骨芽細胞上のレセプターに結合し、それによってヒトPTHあるいはヒトPTHrP活性を拮抗する活性を有する新規なポリペプチドアミドを合成することに成功し、この発明を完成させた。即ち、本発明は、(1)新規ポリペプチドアミド〔desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>〕hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>又はその薬理学的に許容される塩、(2)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とするPTH又はPTH様活性を有するポリペプチドの拮抗薬、(3)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とするカルシウム代謝調節剤、(4)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高カルシウム血症治療剤、(5)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする骨粗鬆症治療剤、(6)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする副甲状腺機能亢進症治療剤、(7)上記

(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高PTH血症に伴う慢性腎不全治療剤、(8)上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩を有効成分とする高PTHrP血症に伴う骨病変治療剤、(9)有効量の上記(1)記載のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩及び薬理学的に許容される担体からなる医薬組成物、に関する。

【0007】本発明のポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩は、PTHrP活性を有さず、PTH又はPTHrP又はPTHあるいはPTHrP活性を有するポリペプチドの生理学的作用に拮抗する活性を有する。従って血清中のPTH又はPTHrP等の異常（高値）によるカルシウム代謝異常に起因する各種疾病、例えば高カルシウム血症、骨粗鬆症、副甲状腺機能亢進症、慢性腎不全、骨病変の治療に、本発明化合物（上記ポリペプチドアミド又はその薬理学的に許容される塩）は有用である。

【0008】薬理学的に許容される塩としては、塩酸塩、コハク酸塩、グルタル酸塩、酒石酸塩等が挙げられるが、これらに限定されるものではない。

【0009】上記（2）において、PTH様活性を有するポリペプチドとしては、PTHrPやPTHあるいはPTHrP活性を有する各種ポリペプチドが挙げられる。

【0010】上記（6）において、副甲状腺機能亢進症の結果として生じる疾患としては高カルシウム血症、骨粗鬆症等が挙げられる。

【0011】本発明の化合物（ポリペプチドアミドまたは、その薬理学的に許容される塩）は、液相法または、固相法によるペプチド合成法を適用することにより得ることができる。例えば、本発明の化合物は、Applied Biosystems社製ペプチド自動合成機 model 430Aを用いる固相合成により行った。固相担体としてHF処理によりペプチドアミドを遊離するp-メチルベンズヒドリルアミン樹脂を用い、使用アミノ酸として、 $\alpha$ -アミノ基をBoc基（tert-ブトキシカルボニル基）、側鎖官能基を有するアミノ酸については、全てHF（フッ化水素）処理により除去可能な保護基を用いて保護したBoc-アミノ酸誘導体を用いた。合成は、Boc-アミノ酸を活性エステル法によりC端側より順次導入して行い、ペプチド鎖の延長を行った。なお、N末端のdesamino-Leu<sup>1</sup>は、ロイシンの $\alpha$ -アミノ基を水素に置換した4-メチル吉草酸の1-ヒドロキシベンゾトリアゾールエステルを反応させて導入した。

【0012】こうして、[desamino-Leu<sup>8</sup>,Asn<sup>10</sup>,Leu<sup>11</sup>,D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>に相当する保護ポリペプチド樹脂1.0gが得られた。得られた保護ポリペプチド樹脂は、10%アニソール存在下、液体HF処理により、全保護基の除去とポリペプチド鎖の樹脂からの切断を行った。ついで、残渣を酢酸エチルで洗浄後、50%酢酸により抽出し、粗生成物444mgを得た。得られた粗ポリペプチドアミドは、50%酢酸に溶解し、YMC-Pack D-ODS-5カラム（2.0×25cm）を用い、0.01N HCl/アセトニトリル系を溶離溶媒とする直線濃度勾配法による逆相HPLCで精製した。精製ポリペプチドアミドの収量は53.3mgであった。精製ポリペプチドアミドは、分析用逆相HPLC、アミノ酸組成分析及びFAB質量分析により、その純度を検討

した。溶出カラムとして、YMC-Pack R-ODS-5カラム（0.46×25cm）を用い、0.01N HClとCH<sub>3</sub>CNの混合比を30分間で80:20から60:40へ変化させる溶離条件において2.2分に鋭い単一ピークとして検出した。また、自動アミノ酸分析機(Beckman社製,Model 7300)によるアミノ酸組成分析では、1%フェノール含有6N HClによる酸分解物のアミノ酸組成値は理論値によく一致した。FAB質量分析機(JMX-SX 102 mass spectrometer, JEOL,東京)による分子量測定も計算値に一致した。

【0013】以上のことより、本発明化合物の構造は前記の通りであることが決定された。

【0014】医薬品として使用される場合の製剤化及び投与方法は従来既知の様々な方法が適応できる。即ち、投与方法は注射、筋肉内埋め込みなどが可能である。製剤形態としては製剤化の際には本発明化合物に悪影響を与えない限り、医薬品に用いられる様々な補助剤、即ち担体や、必要によりその他の助剤、例えば安定剤、防腐剤、無痛化剤、乳化剤等と混合して注射剤等として使用される。

【0015】製剤において、本発明化合物の含量は製剤形態により変えることが可能であり、一般には本発明化合物を0.001～10%(重量)、好ましくは0.01～1%(重量)含有し、残りは通常医薬用に使用される担体その他の補助剤から成る。本発明化合物の投与量は症状や投与方法により異なるが、成人一人一日当たり1～100mg程度である。

#### 【0016】

【作用】以下、本発明の作用について具体的に説明する。

##### 1. インビトロPTHrP拮抗作用

（実験方法）活性の測定は長崎らの方法[B.B.R.C. 第15巻、1036-1042(1989)]に準じて行った。即ち、ラット由来の骨芽肉腫細胞培養株UMR-106を用いて、cAMP産生量を指標として本発明のペプチド誘導体のPTHrP拮抗作用を測定した。培養細胞を24穴のカルチャープレートに $1.0 \times 10^5$ 細胞/穴ずつ播き、3日間37℃、5% CO<sub>2</sub>インキュベーター内で培養した。培養した細胞を無血清培地で2回洗浄し、0.5mlの(D-MEM+0.1% BSA+0.5mM IBMX+1mM HEPES)培地(pH7.4)を加えて更に20分間培養した。本発明化合物は最終濃度が $10^{-6}$ ～ $10^{-9}$  Mになるように調製し、 $10 \mu\text{g}/\text{穴}$ ずつ加えた。37℃の水浴上で、プレートを10分間温めた後、PTHrP(1-34)の $2.5 \times 10^{-9}$  Mを $10 \mu\text{l}/\text{穴}$ ずつ加え、更に10分間インキュベートした。1規定HClを $100 \mu\text{l}/\text{穴}$ ずつ加え反応を停めた後、各細胞及び培養液チューブに移し変えて1500gで20分間遠心した。各上清の300  $\mu\text{l}$ を採取し、遠心乾燥により濃縮した後、250  $\mu\text{l}$ のAssay bufferに再溶解してcAMP濃度をEIA kit.(Amersham Japan)を用いて測定した。 $2.5 \times 10^{-9}$  MのPTHrP(1-34)により産生されるcAMP量から無処置群より産生されるcAMP量を差し引いたcAMP量を100%とし

て、本発明化合物によるcAMP産生量の50% 阻害率( $IC_{50}$ )を求めた。なお、比較対照物としては、従来からPTHrP(1-34)の拮抗物質として知られているPTHrP(7-3

4)NHを用いた。

【0017】 (結果)

【表1】

表1

antagonist	IC <sub>50</sub> ( $\times 10^{-8}$ M)
PTHrP(7-34)NH <sub>2</sub>	1.7
[desamino-Leu <sup>8</sup> ,Asn <sup>10</sup> ,Leu <sup>11</sup> ,D-Phe(F) <sup>12</sup> ]hPTHrP(8-34)NH <sub>2</sub>	0.21

【0018】表1に示すように、[desamino-Leu<sup>8</sup>,Asn<sup>10</sup>,Leu<sup>11</sup>,D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>はPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>の約1/8の濃度で50% 阻害を示した。

【0019】2. 高カルシウム血症誘発腫瘍移植ヌードマウスの血中カルシウム濃度に及ぼす効果

(実験方法)高カルシウム血症を誘発する可移植性腫瘍LC-1(ヒト肺扁平上皮癌)を約3×3×3mmに細切し、その腫瘍片をBALB/cヌードマウス(7週齢,3匹/群)の背側部皮下に移植した。それぞれの腫瘍が約1000mm<sup>3</sup>になった時点で眼窩採血を行い、補正カルシウム値[実測カルシウム値(mg/dl)+4-アルブミン濃度(g/dl)]が約14mg/dlになったマウスを実験に用いた。本発明化合物及

び比較対照物の500 $\mu$ g/dayをそれぞれマウスに連日5日間、筋肉内投与した。投与開始後、非担癌対照群、無処置担癌対照群及び治療群のそれぞれのマウスより週2回(2~3回毎)の割合で採血し、血中カルシウム濃度を測定した。対照群と治療群の血中カルシウム濃度を比較することにより、本発明化合物の効果を検討した。また、無処置担癌対照群の生存率を100%とした時の、治療群の生存率をT/C(%)として求めた。

【0020】 (結果)

図1 血中カルシウム濃度の変化

【表2】

表2 延命効果

	生存日数中間値(T/C(%))
無処置担癌対照群	100
PTHrP(7-34)NH <sub>2</sub>	144
[desamino-Leu <sup>8</sup> ,Asn <sup>10</sup> ,Leu <sup>11</sup> ,D-Phe(F) <sup>12</sup> ]hPTHrP(8-34)NH <sub>2</sub>	177

【0021】図1に示すように、本発明化合物は投与期間中、血中カルシウム濃度の上昇を抑制した。その効果は比較対照物のPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>よりも強かった。また、表2に示すように、本発明化合物はLC-1誘発高カルシウム血症によるマウスの死亡を救命し、延命効果を示した。その効果は比較対照物のPTHrP(7-34)NH<sub>2</sub>よりも強かった。

【0022】

【実施例】

表3

[desamino-Leu<sup>8</sup>,Asn<sup>10</sup>,Leu<sup>11</sup>,D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の合成のためのBocアミノ酸導入プログラム

活性化槽	濃縮槽	反応槽
(1)Bocアミノ酸活性化エステル調製	(2)濾過N20分間濃縮	(3)50% TFA/CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> を用いたN $\alpha$ -Boc基の脱保護(20-25分間)
2mmol Bocアミノ酸	(4)CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> による洗浄(3回)	
2mmol DCC(0.5MDCC/CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> )	(5)10% DIEA/DMFによる中和	
(2回)		
2mmol HOBT(0.5MHOBt/DMF)	(6)DMFによる洗浄(6回)	
(7)縮合反応		
DMF-CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> 中で30-35分間攪拌	60分間攪拌	
	(8)DMF(6回),CH <sub>2</sub> Cl <sub>2</sub> (3回)による洗浄	

DCC: N, N-ジシクロヘキシルカルボジイミド

HOBt: 1-ヒドロキシベンゾトリアゾール

DMF: ジメチルホルムアミド

TFA: トリフルオロ酢酸

DIEA: ジイソプロピルエチルアミン

#### 【0023】1-2 固相担体樹脂

担体樹脂は、目的とするポリペプチドアミドがC末端がアミド型であることから、HF処理によりポリペプチドアミドを得ることができるp-メチルベンズヒドリルアミン樹脂を用いた。

#### 【0024】1-3 保護アミノ酸

使用したアミノ酸はα-アミノ基をBoc基で保護し、側鎖保護基はいずれも最終的にHFで処理することにより除去が可能なものを用いた。[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の合成に用いた保護アミノ酸を以下に示す。(アミノ酸の絶対立体配置は特に記載のない場合、全て天然型のL体を示す)

#### 【表4】表4 保護アミノ酸

Boc-Ala-OH Boc-Arg(Tos)-OH Boc-Asn-OH  
Boc-Asp(OcHex)-OH Boc-Gln-OH Boc-Glu(OBzl)-OH  
Boc-His(Bom)-OH Boc-Ile-OH Boc-Leu-OH・H<sub>2</sub>O  
Boc-Iys(Cl-Z)-OH Boc-Phe-OH Boc-D-Phe(4-F)-OH  
Boc-Ser(Bzl)-OH Boc-Thr(Bzl)-OH  
Tos: トシル基  
cHex: シクロヘキシル基  
Bzl: ベンジル基  
Bom: ベンジルオキシメチル基  
Cl-Z: p-クロロベンジルオキシカルボニル基

#### 【0025】1-4 反応試験

本合成では、脱Boc化剤として0.02% 1,2-エタンジオール含有50% TFA/CHCl<sub>3</sub>溶液を使用した。TFAによる脱Boc化後、これを中和するために10%DIEA/DMF溶液を用いた。また縮合反応は、1-ヒドロキシベンゾトリアゾールエステルによる活性エステル法、または、DIEA/DMFを塩基として用い、HOBt存在下、BOP試薬(1-ベンゾトリアゾリル-N-ヒドロキシトリスジメチルアミノホスホニウムヘキサフルオロリン化物塩)にて行った。

#### 【0026】1-5 縮合反応試験

各縮合反応後、反応の進行度は未反応のα-アミノ基の有無を検出するカイザー試験により行った。試験法は、縮合反応後の保護ペプチド樹脂に(1)76%フェノール/エタノール溶液、(2)0.2mM KCN/ピリジン溶液、(3)0.28M ニンヒドリン/エタノール溶液をそれぞれ0.1ml, 0.2mlおよび0.1ml 加え、100℃で7分間加熱した。液相が黄色を呈した場合は、反応の完結を意味し、次のBoc-アミノ酸を導入した。また、青色を呈した場合は、未反応のアミノ基の存在を意味し、再度縮合反応を繰り返した。

#### 【0027】1-6 [desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の合成

担体樹脂であるp-メチルベンズヒドリルアミン(MBHA)樹脂HCl塩(NH<sub>2</sub>含量:0.62 mmol/g, 0.5mmol, 806mg)を反応槽に加えCHCl<sub>3</sub>中で一晩膨潤し、次いでMBHA樹脂中に含まれる塩酸塩を10% DIEAで中和した後、C末端アミノ酸に相当するBoc-Ala-OHを樹脂上のアミノ基に対して4倍量(2mmol)用いて縮合反応を行い、出発物質であるBoc-Ala-MBHA樹脂を得た。続いて、表3に示したプログラムに従って、活性化槽において、Boc-アミノ酸 2mmol、DCC 2mmol、HOBt 2mmolにより、活性エステルを調整し、濃縮槽で溶媒の濃縮を行う一方、反応槽において、50%TFAによる脱Boc化反応および10% DIEAによる中和反応を行い、先に調整したBoc-アミノ酸の活性エステルを添加することによって、縮合反応を行った。反応の進行度はカイザー試験によって確認し、反応陽性時にはDIEA存在下、BOP試薬、HOBt(Boc-アミノ酸 2mmol、BOP試薬 2mmol、HOBt 2mmol、DIEA 4mmol)を用いて再度縮合反応を行い、反応を完結させた。

【0028】この操作を繰り返し行うことによりペプチド鎖を延長し、[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>に相当する保護ポリペプチド樹脂1.0gを得た。なお、N末端のdesamino-Leuは、ロイシンのα-アミノ基を水素に置換した4-メチル吉草酸の1-ヒドロキシベンゾトリアゾールエステルを反応させて導入した。表5に本合成に用いた保護アミノ酸の分子量、使用量および反応回数を示す。

#### 【表5】

表5 [desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>合成に用いられた保護アミノ酸のアミノ酸配列にそった一覧表

段階	Bocアミノ酸	分子量	mg(mmol)	反応回数
1	Boc-Ala-OH	189	378 (2)	2
2	Boc-Thr(Bzl)-OH	309	618 (2)	2
3	Boc-His(Bom)-OH	375	750 (2)	2
4	Boc-Ile-OH	240	480 (2)	1
5	Boc-Glu(OBzl)-OH	337	674 (2)	2
6	Boc-Ala-OH	189	378 (2)	3

7	Boc-Ile-OH	240	480 (2)	1
8	Boc-Leu-OH	249	498 (2)	2
9	Boc-His(Bom)-OH	375	750 (2)	3
10	Boc-His(Bom)-OH	375	750 (2)	3
11	Boc-Leu-OH	249	498 (2)	2
12	Boc-Phe-OH	265	530 (2)	4
13	Boc-Phe-OH	265	530 (2)	3
14	Boc-Arg(Tos)-OH	429	858 (2)	4
15	Boc-Arg(Tos)-OH	429	858 (2)	3
16	Boc-Arg(Tos)-OH	429	858 (2)	3
17	Boc-Leu-OH	249	498 (2)	2
18	Boc-Asp(OcHex)-OH	315	630 (2)	2
19	Boc-Glu-OH	246	492 (2)	3
20	Boc-Ile-OH	240	480 (2)	3
21	Boc-Ser(Bzl)-OH	295	590 (2)	3
22	Boc-Lys(Cl-Z)-OH	415	830 (2)	3
23	Boc-D-Phe(4-F)-OH	283	566 (2)	2
24	Boc-Leu-OH	249	498 (2)	2
25	Boc-Asn-OH	232	464 (2)	3
26	Boc-His(Bom)-OH	375	750 (2)	1
27	des-NH <sub>2</sub> -Leu-OH	116	232 (2)	2

#### 【0029】1-7 樹脂からのペプチドの切断と保護基の除去

得られた保護ポリペプチド樹脂は、HF処理により保護基の除去およびペプチド鎖の樹脂からの切断を行った。  
[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>に相当する保護ポリペプチド樹脂1.0gとテフロン被膜攪拌子をHF反応容器に添加し、アニソール1.0mlを加えて室温、減圧下、30分間放置した後、反応容器をドライアイスアセトン浴で冷却し、液体HF10mlを添加、0℃で1時間攪拌した。HFを減圧除去後、残渣を酢酸エチルで洗浄した。これを濾過して減圧乾燥を行った後、50%酢酸により抽出し、粗ポリペプチドアミド44mgを得た。

【0030】1-8 粗ポリペプチドアミドの検定と精製  
得られた粗ポリペプチドアミドは、分析用カラムYMC-Pack R-ODS-5 (4.6×250mm)を用いた逆相HPLCによりその純度を検定した(図2)。溶離液として0.01N HClとCH<sub>3</sub>CNの混合溶媒系を用い、30分間でその混合比を85:15から55:45に変化させる直線濃度勾配法により溶出し、210nmの紫外吸収により検定を行った。その結果、主要ピークが認められ、そのピークのアミノ酸組成を検討した結果、理論値と一致したため、逆相HPLC分取用カラムYMC-Pack D-ODS-5 (20×250mm)を用い、0.01N HC

lとCH<sub>3</sub>CNの混合比を30分間で72:28から57:43に変化させる直線濃度勾配法により精製を行い、精製ポリペプチドアミド53.3mgを得た。

【0031】1-9 精製ポリペプチドアミドの純度検定  
得られた精製ポリペプチドアミドの純度検定は逆相HPLC、アミノ酸組成分析、FAB質量分析及びTLCによる分析により行った。

【0032】1-9-1 逆相HPLCによる検定  
図3に精製ポリペプチドアミドの溶離条件および溶出パターンを示すが、[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>は22.2分に単一の鋭いピークとして検出された。

【0033】1-9-2 酸分解物のアミノ酸分析  
精製ポリペプチドアミドを硬質ガラス性試験管中1%フェノール含有6N HCl(0.3ml)の存在下、脱気封管し、110℃で、24時間加水分解した。開管後、80℃湯浴中、減圧下で溶媒を除去し、クエン酸リチウム緩衝溶液に溶解し、不溶物をマイクロフィルターで除去後、その一部を自動アミノ酸分析機(Beckman社製, Model 7300)により、アミノ酸組成を分析した。表6にその結果を示すが、理論値とよく一致した。

【表6】

表6 [desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の酸加水分解物のアミノ酸組成。

Asp(2)2.01	Thr(1)0.97	Ser(1)0.93	Glu(2)2.17	Ala(2)1.99
Ile(3)2.8	Leu(4)4.11	Phe(2)2.08	Lys(1)0.89	His(4)3.89



Arg(3)2.99

( ) 内は理論値

加水分解条件: 1%フェノール含有6N HCl, 110°C, 24h

r

【0034】1-9-3 FAB質量分析による検定

精製ポリペプチドアミドを10mg秤量し、マトリックスとしてグリセロール: 1-チオグリセロール(1:2, v/v) を

20ml加えて試料とした。この試料を、FAB質量分析機(JMX-SX 102 mass spectrometer, JEOL, 東京)を用いてその分子量を測定した。表7に示した様に、測定値と計算値はよい一致を示した。

【表7】

表7 FAB質量分析により測定した [desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>] hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub> の分子量[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>] hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub> 測定値 計算値

C

154 H<sub>40</sub> N<sub>7</sub> O<sub>5</sub> F

3329 3328

【0035】1-9-4 TLC及び比旋光度

薄層クロマトグラフィー(TLC)において、R<sub>f</sub>値を検討した。TLCプレートはDC-Alufolien Kieselgel 60/kieselgur F245 (メルク社, F.R.G.)を用い、発色剤にはクロリン試薬を用いた。精製ポリペプチドアミドは単一のス

ポットとして検出された。また、比旋光度はポリペプチドアミドを1M AcOHに溶かし、濃度を0.1に調製して測定した。比旋光度の測定はDIP-140 Digital Polarimeter (JASCO, 東京)を用いた。

【表8】

表8 [desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>] hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub> のR<sub>f</sub>値と比旋光度TLCのR<sub>f</sub>値R<sub>f</sub> 0.43(n-BuOH: ピリジン: 蟻酸: H<sub>2</sub>O = 20: 12: 3: 10)

比旋光度

[α]<sub>D</sub><sup>20</sup> -77.3° (c 0.1, 1M AcOH)【0035】2. 本発明化合物を用いた製剤の製造例  
本発明化合物の1部及びD-マンニトール20部を注射用蒸留水2000部に溶解し、メンブランフィルターで濾過した後、バイアルに分注して、常法により凍結乾燥し、ゴム栓で密栓して注射用製剤を得た。

【0036】

【発明の効果】本発明のポリペプチドアミドは強いPTH及びPTHrP拮抗作用を有しており、PTH及びPTHrPの関与するカルシウム代謝異常症、例えば高カルシウム血症、骨粗鬆症及び副甲状腺機能亢進症等の治

療薬として有用である。

【0037】

【図面の簡単な説明】

【図1】図1は本発明化合物のLC-1担癌ヌードマウスに投与した時の血中カルシウム濃度の変化を示す。

【図2】図2は本発明化合物の逆相HPLCによる粗ポリペプチドアミドの純度検定を示す。

【図3】図3は本発明化合物の逆相HPLCによる精製ポリペプチドアミドの純度検定を示す。

【図1】

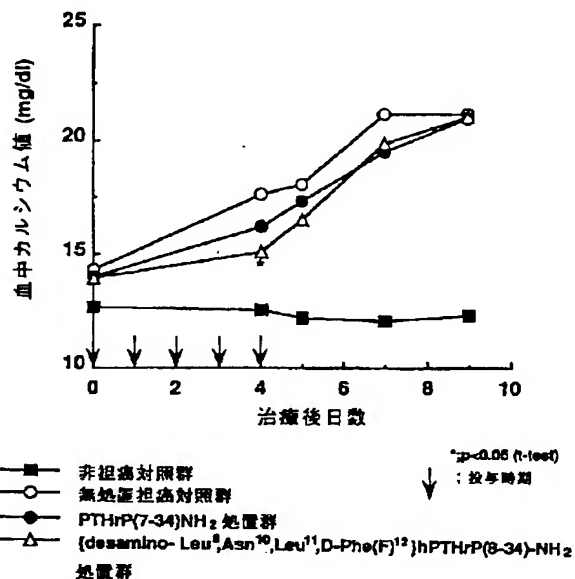
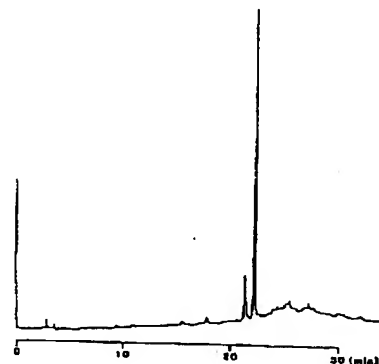


図1 LC-1担癌マウス血中カルシウム濃度に対する  
[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>, D-Phe(F)<sup>12</sup>]  
hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の効果

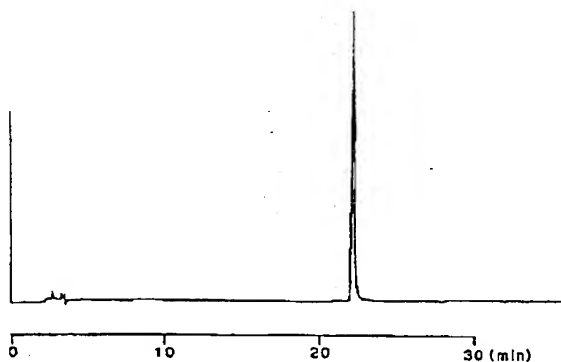
【図2】



カラム : YMC-Pack R-ODS-5(4.6 × 250nm)  
 溶離液 : 0.01N HCl/CH<sub>3</sub>CN  
 (85/15 → 55/45, v/v, 30min)  
 検出波長 : 210nm  
 流量 : 1.0ml/min

図2 粗生成物[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>,  
D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の分析HPLC図

【図3】



カラム : YMC-Pack R-ODS-5(4.6 × 250nm)  
 溶離液 : 0.01N HCl/CH<sub>3</sub>CN  
 (80/20 → 80/40, v/v, 30min)  
 検出波長 : 210nm  
 流量 : 1.0ml/min

図3 精製した[desamino-Leu<sup>8</sup>, Asn<sup>10</sup>, Leu<sup>11</sup>,  
D-Phe(F)<sup>12</sup>]hPTHrP(8-34)NH<sub>2</sub>の分析HPLC図

フロントページの続き

(51)Int.Cl. 6 識別記号 庁内整理番号 F I

A 6 1 K 38/00 A E G

A 6 1 K 37/02 A E G

技術表示箇所

(72)発明者 才野 哲之

埼玉県与野市八王子 5-11 14-101

